Antrag auf Nichtnennung

72

Als Erfinder benannt:

62 VIESBADEN
Emser Straße 26 A
Telefon (06121) 300065

2210230

Kol 217

Kolmar Laboratories Inc.
Port Jervis, N.Y., V.St.A.

Verwendung bestimmter Thioäther als antimikrobielle und zytostatische Mittel.

Die vorliegende Erfindung betrifft neue Mittel zur Abtötung und Wachstumshemmung von Mikroorganismen und zur Wachstumshemmung von Krebszellen. In pharmazeutischen und kosmetischen Präparaten sowie im Pflanzen- und Holzschutz verwendet man zur Wachstumshemmung und zur Abtötung von Mikroorganismen z.B. Phenole, Kresole, Derivate der Ben zoesäure, halogenierte aromatische Verbindungen, Chinolinderivate usw.. Detergentien aus dem Bereiche der Paraffinkettensalze und Invertseifen werden ebenfalls zu diesen Zwecken benutzt. Alle diese Verbindungen sind zwar aggressiv gegenüber Mikroorganismen; cytotoxische Effekte solcher Verbindungen können aber auch gegenüber gesundem menschlichen Gewebe auftreten. Daher ist es erwünscht, weitere Verbindungen in die Hand zu bekommen, deren antimikrobielle Wirkung stärker differenziert werden kann und deren cytotoxische Wirkungen allgemein auch gegenüber erkrankten menschlichen und tierischen Zellen ausgenützt werden können, ohne daß die gesunden Zellen geschädigt werden.

Es wurde nun gefunden, daß Thioäther der allgemeinen Formel

$$R_1 - S - R_2$$
,

in welcher R₁ ein höherer Alkylrest und R₂ ein polarer, hydrophiler Rest ist, bakteriostatische, fungistatische und ganz allgemein zytostatische Wirkungen aufweisen und daher als antimikrobielle und zytostatische Mittel einge - setzt werden können.

Der Alkylrest R₁ soll mindestens 5 und höchstens 30 Kohlenstoffatome aufweisen. Die Kohlenstoffkette kann normal oder verzweigt sein. Im letzteren Falle können als seitenständige Reste, z.B. die Methyl-, Äthyl-, n-Propyl-, Isopropyl-, n-Butyl-, Isobutyl-, n-Pentyl-Gruppe etc. vorliegen. Die Alkylreste R₁ können auch endständig oder seitenständig zum Ring geschlossen sein, so daß sie z.B. auch den Benzyl-, Phenäthyl-, Phenylpropyl-, Cyclopentyl- und Cyclohexyl-Rest enthalten können.

Die andere an den Schwefel gebundene Komponente, der Rest R₂, besitzt als polare Gruppe z.B. Carboxyl-, Amino-, Imino-, Hydroxyl-Gruppen, tertiäre und quarternäre N-Ato-me, Sulfonsäure- und Phosphatreste. Für den Rest R₂ kommen somit in Frage: gesättigte oder ungesättigte aliphatische Carbonsäuren, Aminosäuren, Oxo- und Hydroxysäuren, cyclisch oder aliphatisch-cyclisch substituierte Carbon -

säuren, sowie die entsprechenden Alkohole, Aldehyde und Ketone. Als Ringe können neben dem Phenyl-, Cyclohexyl-, Cyclopentyl-Rest auch z.B. der Pyridin-, Pyrimidin-, Pyrrol-, Pyrrolidin-, Furan-, Imidazol-, Thiazol-, Thiazol-, Thiazolin-, Thiazolidin-, Oxdiazol-, Triazol-, Tetrazol-Ring in dem Rest R, enthalten sein.

Zur Synthese der neuen Verbindungen kann man sich herkömmlicher Verfahren bedienen. So kann man ein Alkylhalogenid mit dem Mercaptan oder Mercaptid der gewünschten polaren Komponente umsetzen. Enthält diese, wie z.B. im Falle des Cysteins, eine reaktionsfähige Aminogruppe, so kann es zur Ausbildung eines Thiazolidinringes kommen. Hierzu ist es jedoch erforderlich, daß die Alkylkomponente als Oxo-Verbindung, z.B. als Aldehyd, eingesetzt wird. Man kann auch die Alkyl-Komponente als Mercaptan oder Thioalkohol anbieten und die polare Komponente als Halogenid einsetzen.

Die dargestellten Alkylthioäther haben Tensid-Charakter. Sie setzen die Oberflächenspannung des Wassers herab.

Die erfindungsgemäßen Verbindungen haben, wie bereits erwähnt, fungistatische Eigenschaften. Sie hemmen z.B. das Wachstum von pathogenen Dermatophyten. Ihre antibakteriellen Eigenschaften erstrecken sich ebenfalls auf nicht-pathogene und auf pathogene Bakterien. Einige der Alkylthioäther besitzen auch wachstumshemmende Eigenschaften gegenüber Krebszellen.

Typische Verbindungen der allgemeinen Formel R_1 - S - R_2 , in welcher R_1 und R_2 die oben angegebene Bedeutung ha-

ben, wurden auf ihre Wirksamkeit gegenüber Aspergillus Niger, Escherichia Coli und Saccharomyces getestet. Das Untersuchungsverfahren ist nachstehend beschrieben

Untersuchungsverfahren:

100 ml sterilisierte, klare Bouillon werden mit 1 Öse des Testorganismus geimpft und für 24 Stunden bei 37,5°C bebrütet.

Nach dieser Zeit werden 10 ml von dieser bebrüteten Bouillon entnommen und in ein steriles Reagenzglas gegeben; man versetzt diese Bouillon dann mit 1 ml 10 %-iger Lösung der zu untersuchenden Substanz.

- Nach a) 30 sec. b) 1 min. c) 2 min. d) 3 min. e) 4 min.
 - f) 5 min. g) 10 min. h) 15 min. i) 20 min.
 - k) 25 min. 1) 30 min. m) 1 Std. n) 24 Std.

entnimmt man von der bebrüteten Nährbouillon, die jetzt 1 % von der zu untersuchenden Substanz enthält, eine Öse voll und überträgt diese jeweils in ein Reagenzglas, welches 10 ml sterilisierte Bouillon enthält. Anschließend bebrütet man diese insgesamt 48 Std. bei 37,5°C. Beobachtet wird jeweils nach 24 Std. und 48 Std.

Wachstum ist erfolgt, wenn bei Verwendung der Testorganismen E. Coli und Saccharomyces die Bouillon getrübt ist, und bei Aspergillus Niger in der Bouillon weiße Flöckchen enthalten sind. Für E. Coli und Aspergillus Niger wurde Nährbouillon Merck Nr. 5443 und für Saccharomyces Malzextrakt-Bouillon Merck Nr. 5397 verwendet.

Nachstehend sind die Versuchsergebnisse, die mit typischen Verbindungen der vorliegenden Erfindung und typischen Mikroorganismen erhalten wurden, zusammengefaßt:

Pestorganismus Saccharomyces

					Einw	Einwirkung	gszeit	- 1	auf beimpfte		Bouillon	lon		
Substanz	Bebrü- tungs-	8	H E	را <u>۽</u> د	W.	; ; ; ;	ار ا	유	15	20	25	怒.	н;	77
		•	•	• 1		HTH.	e l	100	min.	min.	החוח	u in	Std.	Std.
2-N-Heptyl-mercapto-	7 8 7		-	-	•									
TOTTOO IN CIT COMPANY		+ •	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	1
	48 Std.	+	+	+	-}-	+	+	+	+	+	+	+	+	1
2-N-Octyl-mercapto- imidazol-hydrochlorid	24 Std.		+	. 1	ı	1	,	ŧ		1		. 1	. 1	1
	48 Std	+	+	+	+	ı	1	1	i	i	ı	ı	! !	ı 1
2-N-Nonyl-mercapto- imidazol-hydrochlorid	24 Std.	! •	ı	ı	ı	ŧ	ı	ı	ı	ı	ı	ı	,	ı
	48 Std		1	ŧ	ı	1	ī	ŧ	ı	1	1	1	i	1
2 Decylmercapto- imidazol-hydrochlorid	24 Std.	1	ı	1	1	1	ı	ı	1	1	1	1	ŧ	ı
	48 Std	ı	ŧ	1	ı	•	ı	1	ı	. 1	1	ı	ı	1
2-(2 Athylhexyl-mercap- toimidazol-hydro-	Į,													
chlorid)	24 Std.	ı	1	ı	!	ı	ı	1	•	ı	ı	1	1	ŧ
	48 Std.	1	1	1	i	1	ı		ì	1	ı	t	i	ı

Fortsetzung:

Testorganismus Saccharomyces

Einwirkungszeit auf beimpfte Bouillon

	ր Ն :												
Substanz		30 sec.	l min.	2 min.	3 min.	4 min•	5 min.	10 min	15 min.	20 min.	25 min	25 30 1 min.min.Std.	24 Std.
2-(3,7-Dimethyl-octyl	y1.												
mercaptormrazor- hydrochlorid)	24 Std.	ı	1	1	ı	!	ı	1	ŧ	ī	1	1	i
	48 Std.	t	i	í	.1	ı	ı	1	ŧ	t	i	1	1
Phenol	24 Std.	+	+	, Ļ	+	+	+	ī	1	f	i	i !	ı
	48 Std.	+	+	+	+	+	+	+	+	ı	i	1	i
							ganz schwach	sanz fach	nz ganz ch schwach	ਸ਼			
HC1 PH 2	24 Std.	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
	48 Std.	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
													-

. = Wachstum;

. = kein Wachstum.

estorganismus Escherichia Coli

	ł	:				Einw	Einwirkungsze	·rd	t auf	beimpfte		Bouil	10n		
Substanz	Beb tun zei	Bebrü- tungs- zeit	30 8ec	uin.	2 min.	3 min	4 min	5 min	10 min.	15 min	20 min.	25 min	30 min.	J Std.	24 Std
2-N-heptyl-mercapto- imidazolhydrochlorid	24	Std.	1	1	1	t	ŧ	1	ı	1	1	1	ı	ı	,
	48	Std.	i	ŧ	i	ı	1	ı	ı	ı	ı	1	1	1	1
2-N-octylmercapto- imidazolhydrochlorid	. 54	Std.	1	ı	ī	ı	ı	ı		1	1	ı	1	i	ı
	48	Std.	1	t	ı	ı	ı	ı	1	ı	1	ı	ī	1	1
2-N-nonylmercapto- imidazolhýdrochlorid	24	Std.	ı	ı	ŧ	1	ı	ī	t	ı	1	ı	ı	•	1
	48	Std.	ı	t	i	F	ı	1	,	ı	i	ı	ı	ı	ı
2-Decyl-mercapto- imidazolhydrochlorid	24	Std.		ŧ	1	1	ı	ŧ	i	ı		ı	ı	f	1
	48	Std.	ı	ı	1	1	1	1	ī	i	1	i	1	ŧ	1
2-Xthyl-hexylmercap- to-imidazolhydro- chlorid	77	Std.	. 1	ı	ı		1	1	ı	1	1	1		1	1
	48	Std.	i	ı	1	ı	ı	1	i	ı	ı	ŧ	ı	ı	•
2-(3,7-Dimethyl-octyl-mercapto -imidazolhydrochlorid	54	Std.	ı		1,	1	1	1	1	1	ı	1	ı	ı	1
	78	Std.	1	1		1	1	ı	ŧ	ı	1	t	1	•	•

Fortsetzung:

Testorganismus Escherichia Coli

auf beimpfte Bouillon 20 min. Einwirkungszeit 2 min. 30 sec. + Std. Std. Std. Std. Bebrü-tungs-zeit 5 5 5 5 24

+ = Wachstum; - = kein Wachstum

N

HC1

Substanz

Phenol

estorganismus Aspergillus Niger

						āl	DT IN IL	Kungez	ngszelt s	aur be	Delmpf te	e Boui	1111on	듸	
	Be	Bebru-	j												
Substanz	tu Ze	tungs- zeit	30 sec.	l min.	2 min	S min.	4 min.	5 Ein	10 110 110	15 nin	20 min.	25 uin	30	L +	24
2-W-hentyl-moncast															
imidazolhydrochlorid	24	Std.	1	1	ı	i	ı	ı	ı	ı	ı	ŧ	i	ı	ı
	48	Std.	i	ı	į	i	I	1	1	ı	ı	ı		· 1	! 1
2-N-octyl-mercapto- imidazolhydrochlorid	24	Std.	1	ī	i	1	1	ŧ	1	t	1		ı ı	i i	
	48	Std.	t	1	ŧ	ı	ı	1	1	ı	ı	ı	ı	•	1
2-N-nonyl-mercapto- imidazolhydrochlorid	24	Std.	ı	ŧ	ı	1	į	ı	,	1	ŧ	,	ı		l 1
	48	Std.	ı	ı		ı	ſ	ı	,	ŧ	•	1	1	ı	· 1
2-Decyl-mercapto- imidazolhydrochlorid	24	Std.	1	ŧ	1	1	ı	1	ı	ı	ı	ı	1		; ı
	48	Std.	1	1	ı	ı	1	1	ı	1	ŧ	1	ı		i I
2-Xthylhexyl-mercapto imidazolhydrochlorid	24	Std.		ļ	ı	ı	1	ı	1	ı	ı	1	ı	ŧ	ı t
	48	Std.	ı	1	ı	i	i	ı	ı	. 1	1	ı	ı	e e	ı
2(3,7-Dimethyl-oc- tyl-mercapto-hydro- chlorid	54	Std.	ı	1		ı	ı			i		1	1		1
	48	Std.	t	ı		1	1	ı	ı	ı	1	į	. 1	ı	ı

Fortsetzung:

Testorganismus Aspergillus Niger

Bouillon beimpfte 10 min. auf 5 min. Einwirkungszeit 4 min. 3 min. 2 min l min 30 sec. Std. Std. Std. Std. Bebrü-tungs-zeit 24 48 24 48 48

Substanz

Phenol

N

띮

田CJ

Testorganismus Aspergillus Niger

	Rebrii.			Einw	Einwirkungszeit	gszei	t auf	beimpfte		Bouillon	lon			
Substanz	tungs- zeit	30 sec.	l min.	2 min.	3 min.	4 min.	5 min	10 min.	15 min.	20 min.	25 min.	30 min.	1 Std.	24 Std.
6-N-pentyl-mercapto purin	- 24 Std.	ı	1	i	ı	1	ı	ı	ı	ı	1	1	· '	,
	48 Std.	ì	1	ı	t	ı	ı	ı	ŧ	1	ı	ı	•	ŧ
6-N-hexyl-mercapto- purin	24 Std.	,	ı	ŧ	ı	1	1	ı	ı	+	•	1	1	ı
	48 Std.	+	1	ŧ	+	+	+	1	i	+	+	ŧ	+	ı
S-heptyl-N-acetyl-cystein	24 Std.	+	+	1	+	1	1	1	i	ı		1	1	ı
	48 Std.	+	+	ı	+	ı	ı	t	ı	ı	ı	ı	t	ŧ
S-nonyl-N-acetyl- cystein	24 Std.	+	+	1	ŧ	+	t	ŧ	t	ı	ı	ı	ı	1
	48 Std.	+	+	+	1	+	+	+	+	1	+	+	1	1
S-decyl-N-acetyl- cystein	24 Std.													
	48 Std.													
Phenol	24 Std.	+	+		1	1	ı	1	1	1		1	ı	ı
	48 Std.	+	+	ı	1	1	1	1	t	ŧ	ı	ī	ı	ı
ro- 0,1 ml	auf													
panol in l ml be- Wasser impfte	24 Std.	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
	48 Std.	+	+	+	+	+	+	+ ,,	+	+	+	+	+	+

			Test	Testorganismus	ismus	Sac	Saccharomyce	nyces						
	۲ ا			Ein	Einwirkungszeit	ıgszej	t auf	1	beimpfte	Bouillon	110n			
Substanz	tungs.	30 sec.	ı mim	2 Hin	3 min	4 min.	N H Lit	10 min.	15 nin	20 min.	25 min	30 min	1 Std.	24 Sta
6 N-pentyl-mercapto- purin	24 Std.	+	+	+	+	+	+	+	+		1	1		
	48 Std.	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	ŧ
6-N-hexyl-mercapto- purin	24 Std.	+	+	+	1	ı	t	ı	ı	1	. 1	ī	1	ı
	48 Std.	+	+	+	1	1	i	ŧ	ì		ı	ı	f	ı
S-heptyl-N-acetyl- cystein	24 Std.	+	+	+	1	1	ı	ı	1	i	ī	i	1	1
	48 Std.	+	+	+	+	+	1	+	ı	+	+	ı	i	ļ
S-nonyl-N-acetyl- cystein	24 Std.	+	+	+	+	+	i	1	i	į	,	ī	į	ı
	48 Std.	+	+	+	+	+	+	+	í	+	+	+	1	ŧ
S-decyl-N-acetyl- cystein	24 Std.													•
			,											
Touau		ተ	+	+	+	+	+	ī	1	i	ì	1	ı	ı
	48 Std.	+	+	+	+	+	+	+	+	ı	ı	i	1	ŧ
50 % Pro- 0,1 ml auf panol in 1 ml beimpf- Wasser te Bouillon	व	Std.+	+	. +	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+
	48 84	Std.+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+	+

Testorganismus Escherichia Coli

Einwirkungszeit auf beimpfte Bouillon.

				-]	4 -						4	4 1	0230
24 Std.	ı	ı	ı	ŧ	ı	i	ı	ł	1	1	ı		+
Std	1	1	1	1	ı	· 1	t	ı	t	ı	1	ı	+
30 Hin	1	ı	1	ı	ī	ı	i	ı	ŧ	ı	ı	1	+
25 Hin	ı	,	ı	ı	t	ı	ī	,	i	ı	t	•	+
20 min.	1	ı	ı	1	1	ı	ı	ı	t	ı	ı	ı	. +
15 min.	1	1	ı	ı	ı	ı	ı	1	į	1			+
10 min.	1	1	ı	ì	ı	1	ı	ı	1	1		ł	+
5 min	t	ŧ	1	t	1	t	t	ı	1		· 1	1	+
4 min.	ŧ	ı	1	1	ı	1	1	1	ı	i	+	+	+
3 min	1	- 1	+	+	ŧ	1	ı	t	ſ	+	+	+	+
2 min.	1	ı	+	+	i	ı	. 1	· •	+	+	+	+	.+
1 min.	1	1	+	+	ı	ı	ı	1	+	+	+	+	+
30 sec.	t	ŧ	+	+	1	1	ı	t	+	+	+	+	+
Bebrü- tungs- zeit	24 S td.	48 Std.	24 Std.	48 Std.	24 Std.	48 Std.	24 Std.	48 Std.	24 Std.	48 Std.	24 Std.	48 Std.	24 Std.
ичр	1						1	7	ı	7		7	
	1-mer		-merca		N-acet		-acety		-acety				O, 1 ml auf 1 ml beimpfte Bouillon
Substanz	6-N-pentyl-mercapto purin		6-N-hexyl-mercap- to-purin		S-heptyl-N-acetyl-cystein		S-nonyl-N-acetyl cystein		S-decyl-M-acetyl cystein		Phenol		50 % Pro- panol in Wasser

- 15 -

:•1
60
듸
귀
Ŋ
47
Se
اب
ы
္
Fi

Testorganismus Escherichia Coli

Einwirkungszeit auf beimpfte Bouillon

30 1 24 min. Std. Std.	+
Std	+
30 min	+
25 min	+
20 min.	+
15 min	+
10 min	+
5 min.	+
4 min.	+
min.	-[-
2 min.	*‡*
nim.	÷.
30 sec.	+
Bebrü- tungs- zeit	48 Std.
Βe tr	O,l ml auf l ml beimpfte Bouillon
Substanz	50 % Pro- panol in Wasser

Nachfolgend werden einige Beispiele für die Herstellung von erfindungsgemäß zu verwendenden Verbindungen der allgemeinen Formel R_1 – S – R_2 beschrieben.

Beispiel 1:

△ 10-Undecylen-thioglykolsäure.

Eine Lösung von 0,5 Mol Thioglykolsäure in 50-proz. Äthanol wird mit 0,5 Mol 2-n äthanol. NaOH versetzt. Danach gibt man 0,5 Mol 10-Undecen-Brom-l hinzu und hält das Gemisch 8 Stdn. bei 50° unter ständigem Rühren. Man engt im Vakuum ein, filtriert vom Natriumbromid ab und läßt in der Kälte die Undecylen-thioglykolsäure auskristallisieren. Aus Alkohol/Aceton kann umkristallisiert werden. Schmp. 55°.

Beispiel 2:

2-n-Heptyl-thiazolidin-4-carbonsaure.

Man löst 12,8 g n-Octylaldehyd in Äthanol und gibt die Lösung in eine wässrig-äthanolische (1:1) Lösung von 15,7 g Cystein-hydrochlorid und 10 g Kaliumacetat. Man rührt 12 Stdn. bei 30°, trennt die beim Abkühlen entstehenden Kristalle ab und kristallisiert aus Äthanol um. Schmp. 159-161°.

Beispiel 3:

2-(Pyridin-4)-thiazolidin-4-carbonsaure.

31,4 g Cystein-hydrochlorid und 20 g Kaliumacetat werden in Wasser gelöst und 21,4 g Pyridin-4-aldehyd hinzu-

gegeben. Man rührt 5 Std. bei Zimmertemperatur und läßt nach und nach Äthanol zufließen bis zum Auftreten eines Niederschlages. Nach Beendigung der Niederschlagsbildung und Stehenlassen im Kühlschrank wird aus Äthanol um - kristallisiert. Schmp. 164-166°.

Beispiel 4:

S-(3,7-Dimethyl-octyl)-cystein-hydrochlorid.

Man gibt 110 g Tetrahydrogeranylbromid in eine Lösung von 12,1 g Cystein-hydrochlorid und 4 g NaOH in 400 ml Äthanol. Unter Durchleiten von Stickstoff und ständigem Rühren bleibt die Mischung 24 Std. bei 30°. Danach fil - triert man ab, säuert mit Salzsäure an, destilliert den Äthanol i.V. ab und nimmt den Rückstand im Eisessig auf. Im Kühlschrank fallen Kristalle aus, die aus Äthanol/Essigester umkristallisiert werden. Schmp. 191-193°.

Beispiel 5:

S-(3,7-Dimethyl-octyl)-N-acetyl-cystein.

Von dem in Beispiel 4 erhaltenen Produkt löst man 15 g in 200 ml Eisessig und gibt 5,1 g Essigsäureanhydrid hinzu. Man hält das Gemisch 2 Std. bei 100°, destilliert die Essigsäure i.V. ab und kristallisiert den öligen Rückstand aus 50-proz. Essigsäure. Schmelzpunkt des S-Tetrahydrogeranyl-N-acetyl-cysteins: 104-105°.

Beispiel 6:

2-Oleylmercapto-imidazol-hydrochlorid.

Man löst 10 g (0,1 Mol) 2-Mercapto-imidazol in 100 ml Äthanol und fügt eine Lösung von 0,1 Mol \$\triangle 9-Octadecen-l-Brom hinzu. Das Gemisch hält man 12 Std. bei 50°, destilliert den Äthanol ab, neutralisiert den Rückstand mit 20-proz. KHCO3-Lösung und extrahiert mit Äther. Der Ätherrückstand wird mit verd. Salzsäure behandelt, das ausgefallene Reaktionsprodukt abgetrennt und aus Essigester/Petroläther umkristallisiert. Schmp. 110-112°.

Beispiel 7:

2-Cyclohexylmethylmercapto-imidazol-hydrochlorid.

5 g Imidazolthion(2) und 8,9 g Cyclohexylmethyl - bromid werden in 100 ml Pyridin 4 Std. auf 80° erwärmt. Das Pyridin wird i.V. entfernt, der Rückstand mit 20-proz. K₂CO₃-Lösung bis zur stark alkalischen Reaktion versetzt. Die festen Anteile werden abgetrennt und mit Wasser gewaschen. Man löst in verd. Salzsäure und engt im Vakuum ein. Die entstandenen Kristalle werden aus Aceton/Äther umkristallisiert. Schmp. 144°.

Beispiel 8:

2-(p-Nitro-benzylmercapto)-imidazol-hydrochlorid.

10 g 2-Mercapto-imidazol werden in 50 ml Pyridin gellöst, 16,4 g p-Nitro-benzylchlorid werden zugesetzt, und nach 2 Std. wird i.V. zur Trockne eingedampft. Nach Um - kristallisieren aus Äthanol erhält man Kristalle vom Schmelzpunkt 164-165°.

Beispiel 9:

2,4-Dihydroxy-pyrimidinyl-5-methyl-mercapto-octan.

Man stellt zunächst aus Uracil und Formaldehyd 5-Hydroxymethyl-uracil dar. Von dieser Verbindung und von Octyl-mercapto-(1) werden äquimolare Mengen in Äthanol gelöst und mit Salzsäure angesäuert. Man hält drei Std. bei 78° unter Rückfluß, dampft mehrfach unter Zugabe von Wasser ein und kristallisiert den Rückstand aus wässrigem Äthanol. Schmp. 202°.

Beispiel 10:

5-Benzylmercapto-tetrazol-1,2,3,4.

Benzylchlorid und Thiosemicarbazid werden im äquimolaren Verhältnis in Äthanol gelöst und 5 Std. unter Rückfluß erhitzt. Der Alkohol wird im Vakuum abdestilliert und der Rückstand in Wasser gelöst. Die wässrige Lösung des S-Benzyl-thiosemicarbazids wird auf O abgekühlt und langsam mit der äquimolaren Menge Natriumnitrit versetzt. Danach

gibt man Salzsäure bis zur schwach sauren Reaktion hinzu und kristallisiert das ausgefallene Tetrazolderivat aus Wasser um. Schmp. 131-1330.

Beispiel 11:

5-Cyclohexyl-methylmercapto-tetrazol-1,2,3,4 .

Cyclohexylmethylbromid und Thiosemicarbazid werden im äquimolaren Verhältnis in Äthanol gelöst und 6 Std. im siedenden Äthanol belassen. Der Ansatz wird wie in Beispiel 10 beschrieben, weiter verarbeitet. Schmelzpunkt des Tetrazolderivates: 140 - 141°.

Beispiel 12:

2-(p-Nitrobenzylmercapto)-5-methyl-oxdiazol-1,3,4.

Man stellt nach den Angaben der Literatur zunächst aus Essigsäurehydrazid und Thiophosgen das 2-Mercapto-5-methyl-oxdiazol-1,3,4 dar; Schmp. 78°. Dann löst man äquimolare Mengen dieser Verbindung und von p-Nitrobenzyl-chlorid in Äthanol. Man bringt die Mischung zum Sieden und tropft langsam die berechnete Menge äthanol. KOH hinzu. Nach 3 Std. wird abgekühlt und das ausgeschiedene KCl abfiltriert. Nach Abdestillieren des Äthanols wird der Rückstand aus Dioxan/Essigester kristallisiert. Schmp. 152-154°.

Patentansprüche:

- 1. Verwendung von Thioäthern der allgemeinen For mel R_1 S R_2 , in welcher R_1 ein normaler oder ver zweigter aliphatischer oder aliphatisch /cyclischer Alkylrest mit 5 bis 30 Kohlenstoffatomen und R_2 eine polare, hydrophile Gruppe ist, als antimikrobielle und zytostatische Mittel.
- 2. Verwendung von Thioäthern nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß der Rest R₂ eine gesättigte oder ungesättigte aliphatische Carbonsäure, Aminosäure, Oxo-oder Hydroxycarbonsäure, cyclisch oder aliphatisch/cyclisch-substituierte Carbonsäure, oder der entsprechende Alkohol, Aldehyd oder das Keton einer solchen Säure ist.